

PATENT ABSTRACTS OF JAPAN

(11)Publication number : 2000-111480
(43)Date of publication of application : 21.04.2000

(51)Int.Cl.

G01N 21/78
C09K 11/06
G01N 33/533
// C07C311/19
C07C311/49
C07D207/416
C07F 5/00

(21)Application number : 10-284035
(22)Date of filing : 06.10.1998

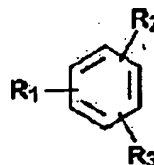
(71)Applicant : MATSUMOTO KAZUKO
(72)Inventor : MATSUMOTO KAZUKO
EN HIROTOSHI

(54) NEW LABELLING REAGENT

(57)Abstract:

PROBLEM TO BE SOLVED: To generate a stable complex and at the same time achieve a fluorescent labeling method by utilizing the complex having a long fluorescent life and intense fluorescence by forming a β -diketone structure shown by a specific formula for forming a rare earth ion and a complex in a molecule and a structure for containing a bonding group with a substance to be labeled and a hydrophilic group.

SOLUTION: A reagent is composed by containing a β -diketone structure that is shown by formula (in which, R₂ and R₃ indicate respectively a β -diketone group that is bonded with the ortho or meta position of benzene ring) for forming at least a rare earth ion and a complex in a molecule, the bonding group with a substance to be labeled, and a hydrophilic group. At least two or four β -diketone structures are included and operate as a tetradentate or octadentate ligand for the rare earth ion. In the molecule, a hydrophilic part and a bonding group for labeling an organism substance are contained. The bonding group with the substance to be labeled reacts with a substituent to form a covalent bonding group. The hydrophilic group introduces hydrophilic property for easily adjusting, storing, or using a labeling reagent in a water solution.



BEST AVAILABLE COPY

LEGAL STATUS

[Date of request for examination]
[Date of sending the examiner's decision of rejection]
[Kind of final disposal of application other than the examiner's decision of rejection or application converted to registration]
[Date of final disposal for application]
[Patent number]
[Date of registration]
[Number of appeal against examiner's decision of rejection]
[Date of requesting appeal against examiner's decision of rejection]
[Date of extinction of right]

Copyright (C); 1998,2000 Japan Patent Office

(19) 日本国特許庁 (J P)

(12) 公開特許公報 (A)

(11) 特許出願公開番号

特開2000-111480

(P2000-111480A)

(43) 公開日 平成12年4月21日 (2000. 4. 21)

(51) Int. Cl. ⁷	識別記号	F I	キーワード (参考)
G 0 1 N 21/78		G 0 1 N 21/78	C 2 G 0 5 4
C 0 9 K 11/06		C 0 9 K 11/06	4 C 0 6 9
G 0 1 N 33/533		G 0 1 N 33/533	4 H 0 0 6
// C 0 7 C 311/19		C 0 7 C 311/19	4 H 0 4 8
311/49		311/49	

審査請求 未請求 請求項の数 4 OL (全 24 頁) 最終頁に続く

(21) 出願番号 特願平10-284035

(22) 出願日 平成10年10月6日 (1998. 10. 6)

(71) 出願人 598136792

松本 和子

東京都世田谷区代沢 3-9-12-105

(72) 発明者 松本 和子

東京都世田谷区代沢 3-9-12-105

(72) 発明者 袁 景利

東京都新宿区原町 3-76 酒井方 2 階

(74) 代理人 100088155

弁理士 長谷川 芳樹 (外 5 名)

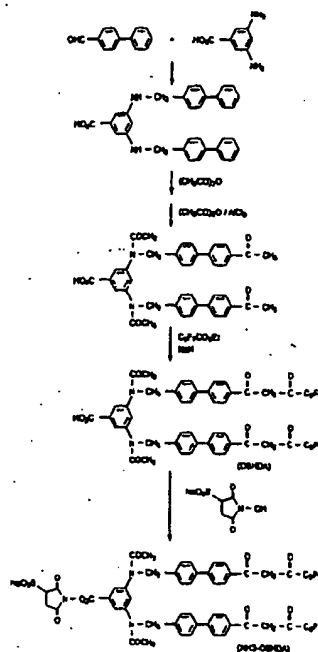
最終頁に続く

(54) 【発明の名称】 新規標識試薬

(57) 【要約】

【課題】 新規標識試薬を提供する。

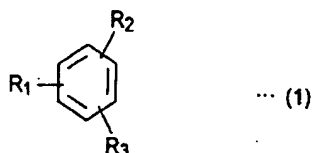
【解決手段】 本発明にかかる新規標識試薬は、分子中に少なくとも、希土類イオンと錯体を形成可能なβ-ジケトン構造と、標識される物質（生体物質を含む）との結合基と、さらに親水性基を含む構造を有する。該β-ジケトン構造は少なくとも2つ、若しくは4つ含まれ、希土類イオンに対して4座配位子若しくは8座配位子として作用する。かかる配位態様を安定させるため上記2つ若しくは4つのβ-ジケトン構造は特定の立体配位を有する。該β-ジケトン構造は、電子吸引性アルキル基と芳香族基を有する。



【特許請求の範囲】

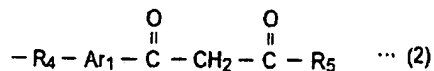
【請求項1】 一般式(1)で表される顔料試薬。

【化1】



ここで、 R_2 及び R_3 は、ベンゼン環のオルトまたはメタ位に結合する β -ジケトン基であって、一般式(2)で表される。

【化2】



ここで、 R_4 は、 $-(CH_2)_n-$ 、 $-\text{NH}(CH_2)_m-$ 、 $-\text{N}(\text{COCH}_3)(CH_2)_k-$ 、または $-(CH_2)_l\text{NH}-$ を表し、 n 、 m 、 k 、 l は0から10までの整数を表す。 Ar_1 は、次式(3)、(4)、(5)、(6)で表される基である。

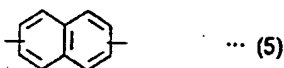
【化3】



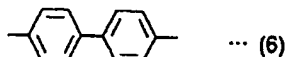
【化4】



【化5】

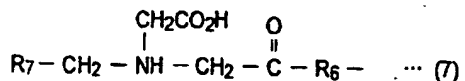


【化6】



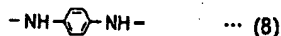
R_5 は、炭素数1から10までのパーフルオロアルキル基を表す。また、 R_1 は、一般式(7)で表される基である。

【化7】

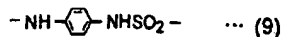


ここで、 R_6 は、 $-\text{NH}-$ 、 $-\text{NHNH}-$ 、 $-\text{NHNH}-\text{SO}_2-$ 、 $-\text{NH}(CH_2)_p\text{NH}-$ 、 $-\text{NH}(CH_2)_q\text{NH}-\text{SO}_2-$ 、または式(8)または(9)で表される基を表す。

【化8】

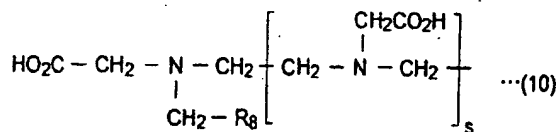


【化9】



R_7 は、一般式(10)で表される基である。

【化10】

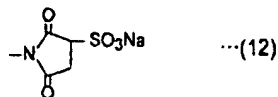


ここで、 R_8 は、 $-\text{NCS}$ 、 $-\text{NCO}$ 、 $-\text{CO}_2\text{H}$ 、 $-\text{COX}$ 、 $-\text{CO}_2R_9$ 、 $-\text{N}_2\text{X}$ 、 $-\text{N}_3$ 、 $-\text{NH}_2$ 、 $-\text{X}$ 、 $-\text{CH}_2\text{X}$ 、 $-\text{SH}$ 、 $-\text{SO}_2\text{X}$ 、 $-\text{SO}_3\text{H}$ 、または $-\text{SO}_3\text{CF}_3$ を表し、 R_9 は、式(11)、または(12)で表される基である。

【化11】

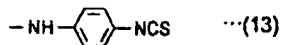


【化12】

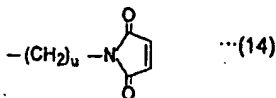


また、 s は1から10までの整数を表す。また、 X は、 F 、 Cl 、 Br 、 I 、 $-\text{NH}(CH_2)_t-\text{NCS}$ または式(13)、または(14)で表される基を表す。また、 p 、 q 、 t 、 u は1から10の整数を表す。

【化13】

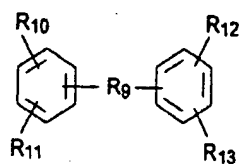


【化14】



【請求項2】 一般式(15)で表される顔料試薬。

【化15】

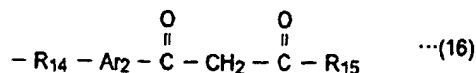


... (15)

ここで、 R_{10} 及び R_{11} 、または R_{12} 及び R_{13} はそれぞれのベンゼン環のオルトまたはメタ位に結合するβ-ジケ

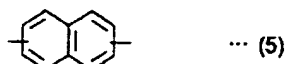
トン基であって、一般式(16)で表される。

【化16】



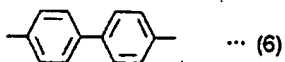
ここで、 R_{14} は、 $-(CH_2)_n-$ 、 $-NH(CH_2)_n-$ 、 $-N(COCH_3)(CH_2)_1-$ 、または $-(CH_2)_kNH-$ を表し、 n 、 m 、 k 、 l は0から10までの整数を表す。 Ar_2 は、式(3)、(4)、(5)、(6)で表される基を表す。

【化19】



... (5)

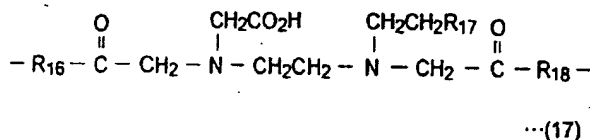
【化20】



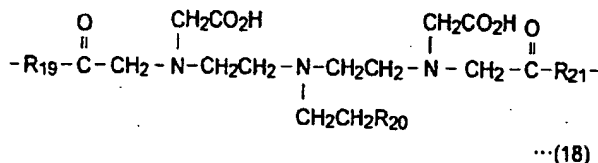
... (6)

R_{15} は、炭素数1から10までのパーフルオロアルキル基を表す。また、 R_9 は、一般式(17)または(18)で表される基である。

【化21】



【化22】



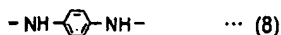
ここで、 R_{16} 、 R_{18} 、 R_{19} 、 R_{21} は、 $-NH-$ 、 $-NHNH-$ 、 $-NHNH-SO_2-$ 、 $-NH(CH_2)_pNH-$ 、 $-NH(CH_2)_qNH-SO_2-$ 、または式(8)、または(9)で示される基を表す。

【化25】



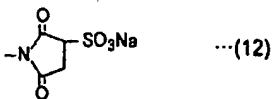
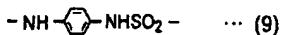
... (11)

【化23】



【化26】

【化24】



... (12)

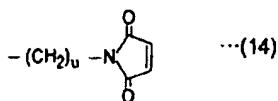
R_{17} 、 R_{20} は、 $-NCS$ 、 $-NCO$ 、 $-CO_2H$ 、 $-COX$ 、 $-CO_2R_{21}$ 、 $-N_2X$ 、 $-N_3$ 、 $-NH_2$ 、 $-X$ 、 $-CH_2X$ 、 $-SH$ 、 $-SO_2X$ 、 $-SO_3H$ 、または $-SO_3CF_3$ を表し、 R_{21} は、式(11)、(12)で示される基を表す。

また、 s は1から10までの整数を表す。また、 X は、 F 、 Cl 、 Br 、 I 、 $-NH(CH_2)_t-NCS$ 、または式(13)または(14)で示される基を表す。ここで p 、 q 、 t 、 u は1から10の整数を表す。

【化27】



【化28】



【請求項3】 請求項1または2のいずれかに記載の試薬と、希土類金属イオンとからなる錯体を含む蛍光標識剤。

【請求項4】 請求項1または2のいずれかに記載の試薬と、希土類金属イオンを用いることを特徴とする蛍光標識方法。

【発明の詳細な説明】

【0001】

【発明の属する技術分野】 本発明は、新規標識試薬に関する。さらに、本発明は、該試薬とランタノイド金属イオン（希土類金属イオン）とからなる錯体を含む蛍光標識剤及びその標識剤を用いた蛍光標識方法に関する。

【0002】

【従来の技術】 従来から、生体試料中の微量物質の分析法として、抗体-抗原反応を利用したイムノアッセイや、DNAハイブリダイゼーションアッセイなどがよく使用されている。これらの分析方法においては、抗体、抗原、DNA、DNA塩基誘導体、DNAオリゴヌクレオチドなどを標識する標識剤を使う必要があり、高感度検出を可能とする標識剤として、蛍光による標識、放射性アイソトープによる標識、または酵素による標識等がよく用いられている。

【0003】 放射性アイソトープによる標識は高感度ではあるが、貯蔵、使用、処理に際して危険を伴う欠点がある。また、酵素（酵素）による標識は、酵素の分子量が大きく、温度などの外的環境に影響されやすく不安定であり、再現性が低いという問題点や、酵素標識剤を被標識物に結合させることにより、酵素及び被標識物の活性が低下してしまうという欠点がある。

【0004】 また蛍光による標識方法のうち、有機蛍光色素による標識（例えば、フルオレセイン、ローダミン、ダンシルクロライド、ウンベリフェロンなど）が知られているが、励起光の散乱光によるバックグラウンドノイズやサンプル中に存在する他の共存物質の蛍光に由来するバックグラウンドノイズにより有機蛍光色素の蛍光検出を大きく妨害し、高感度の測定が困難となるという欠点がある。

【0005】 一方、蛍光による標識方法のうち、無機イオンを含む錯体による標識、特に希土類イオン錯体による標識が知られている。また希土類イオン錯体は、長い蛍光寿命（普通の蛍光物質の数ナノ秒の蛍光寿命に比べて、希土類蛍光錯体は数十或いは数百マイクロ秒以上の蛍光寿命を持つ）、大きいストークスシフト、シャー

プな蛍光ピークを有するという蛍光特性を有している。この特性を生かして、希土類蛍光錯体をラベルとした時間分解蛍光測定法が開発されている。かかる特性により、時間分解蛍光測定を用いて、励起光や生体サンプルに由来する短寿命のバックグラウンド蛍光による妨害を除去し、高感度測定が可能となる。

【0006】 これまで希土類イオン錯体による蛍光標識剤としては、 β -ジケトン錯体と、芳香族アミン錯体とが知られている。すでに商品化された希土類蛍光標識剤の1つとしては、Wallac Oy社（Finland）が開発した“DEL FIA”（Dissociation-Enhanced Lanthanide Fluoroimmunoassay）システムがある。このDEL FIAシステムでは、isothiocyano-phenyl-EDTAあるいはisothiocyano-phenyl-DTTA（DTTA= diethylenetriaminetetracetic acid）と希土類の錯体を標識剤として用い、タンパク質や核酸などを標識し、蛍光を測定する前に、 β -ジケトン-トリオクチルホスフィンオキシド（TOPO）-Triton X-100を含むいわゆる蛍光増強溶液を加え、非蛍光性の錯体から希土類金属イオンを遊離させると共に、 β -ジケトン-希土類イオン-TOPO三元錯体のミセル溶液を生成させることにより、蛍光測定を行う方法である（E. Soini, T. Lovgren, CRC Crit. Rev. Anal. Chem., 18, 105-154 (1987)）。しかし、このDEL FIAシステムでは、過剰の β -ジケトンとTOPOが測定溶液中に存在するため、環境からの希土類金属イオンと反応し、強い蛍光を発することがあり、希土類金属イオンの汚染を非常に受けやすいという大きな欠点がある。さらに、DEL FIAシステムは蛍光増強溶液を加える必要があり、反応のステップが多いという欠点、また固相測定が出来ないという欠点がある。

【0007】 また、すでに商品化された希土類蛍光標識剤の1つとしては、Diamandisら（Canada）が開発したFIA GENシステムに用いられている標識剤がある（E. P. Diamandis, Clin. Biochem., 21, 139-150 (1988); E. F. G. Dickson, A. Pollak, E. P. Diamandis, Pharmac. Ther., 66, 207-235 (1995)）。FIAGENシステムでは、タンパク質を直接標識できる蛍光性ユウロピウム錯体（4,7-bis(chlorosulfonyl)-1,10-phenanthroline-2,9-dicarboxylic acid (BCPDA)- Eu^{3+} ）を用いた測定法である。このシステムは環境からのユウロピウムの汚染の問題がなく、固相測定も可能である。しかし、このシステムの標識剤の蛍光強度は上記DEL FIAシステムと比べると2桁以上弱く、検出感度が低く、高感度分析が困難であるという欠点がある。

【0008】 上記の他にもいくつかの芳香族アミン型と β -ジケトン型の標識剤が知られている（G. Mathis, Clin. Chem., 39, 1953-1959 (1993); D. Horiguchi, K. Sasamoto, H. Terasawa, H. Mochizuki, Y. Ohkura, Chem. Pharm. Bull., 42, 972-975 (1994); Y.-X. Ci, X.-D. Yang, W.-B. Chang, J. Immunol. Methods, 179, 233-241 (1995)）。しかし、これらの標識剤は従来の標識剤より幾分改良が見ら

れるが、錯体の蛍光が弱い、励起極大波長が短い、タンパク質の標識反応はステップが多い、数種の架橋試薬を必要とする、数回の分離が必要であるなどの欠点がある。

【0009】

【発明が解決しようとする課題】特開平9-241233には、上で説明した従来の希土類イオン錯体による蛍光標識剤が有する欠点（不十分な蛍光強度）を解消した標識剤として、アミノ基を持つタンパク質を直接標識できるクロロスルホニル化4座β-ジケトン型の標識剤が開示されている。特に、4,4'-bis(1",1",2",2",3",3"-heptafluoro-4",6"-hexanedion-6"-yl)chlorosulfonylterphenyl (BHHT)は穏やかな条件下でタンパク質を直接標識することができ、かつ希土類イオンと非常に安定な蛍光錯体を生成する。これを標識剤とした時間分解蛍光イムノアッセイにおいては、従来方法に比較して3桁以上の高感度測定法が可能となることが開示されている（J.Yuan, K.Matsumoto, H.Kimura, Anal.Chem., 70, 596-601(1998); J.Yuan, G.Wang, H.Kimura, K.Matsumoto, Anal. Biochem, 254, 283-287(1997); J.Yuan, G.Wang, H.Kimura, K.Matsumoto, Anal.Sci., 14, 421-423(1998)）。

【0010】一方、生体物質を標識するための標識剤としては、かかる蛍光強度が強いだけでは十分でなく、次の条件を同時に満足する必要がある。すなわち、(1)蛍光が十分強いこと、(2)標識される物質（または生体物質）と結合できる置換基を持つこと、(3)水溶液中において充分安定であること、さらに(4)蛍光寿命が長いことである。

【0011】上記BHHTを代表とする構造を有するクロロスルホニル化4座β-ジケトン型の標識剤は一般的に水溶性が乏しいため、小さい生体物質（例えば、アミノ基を持つ分子量の小さい核酸塩基やそのほかの有機化合物）を標識すると、標識された生体物質の水溶性が低下し、溶液中から沈殿してしまうという欠点がある。

【0012】本発明は、以上のような実情に鑑みてなされたものである。水溶液中に容易に溶解可能であり、標識される物質（または生体物質）との結合基を有し、希土類イオンと容易に錯体を形成し、さらに該錯体が水溶液中で充分安定であり、十分な蛍光強度と長い蛍光寿命を有するという特徴を有する新規な標識試薬を提供するものである。従って本発明にかかる新規な標識試薬は、水溶液に溶けやすく、アミノ基などを持つタンパク質、核酸塩基誘導体、オリゴヌクレオチド、ホルモン及びその他の有機化合物などを水溶液中で直接結合可能とする。さらに、該標識された生体物質も十分な水溶性を有する。

【0013】また、本発明は、本発明にかかる新規な標識試薬により標識された物質（具体的には、アミノ基やメルカプト基などを有するタンパク質、ペプチド、核酸、

核酸塩基とその誘導体、ヌクレオチド、ホルモン及びその他の有機化合物と本発明の標識試薬とが共有結合を形成した物質）を希土類イオンと反応させることにより非常に安定な錯体を生成させ、その錯体が非常に長い蛍光寿命と強い蛍光を有することを利用した蛍光標識方法を提供するものである。

【0014】

【課題を解決するための手段】上記課題を解決するために、本発明にかかる新規な標識試薬は、分子中に少なくとも、希土類イオンと錯体を形成可能なβ-ジケトン構造と、標識される物質（生体物質を含む）との結合基と、さらに親水性基を含む構造を有するものである。

【0015】該β-ジケトン構造は少なくとも2つ、若しくは4つ含まれ、希土類イオンに対して4座配位子若しくは8座配位子として作用するものである。また、かかる配位態様を安定させるため上記2つ若しくは4つのβ-ジケトン構造は特定の立体配位を有する。具体的には、ベンゼン環のオルト若しくはメタ位置に結合させたものであり、従って、上記4座若しくは8座配位が容易となるように空間配置されうるのである。また、該β-ジケトン構造は、電子吸引性アルキル基と芳香族基を結合させることによる電子効果の特徴とするβ-ジケトン構造を有するものである。かかる電子吸引基としては特にパーフルオロアルキル基があげられる。

【0016】該分子内には、親水性の部分と、生体物質を標識する結合基を少なくとも有するものである。

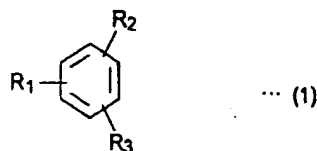
【0017】標識される物質（生体物質を含む、以下被標識物質ということがある）との結合基は、被標識物質が有する特定の置換基と反応し、共有結合基を形成し得る基である。

【0018】さらに、親水性基とは、本発明にかかる新規な標識試薬を水溶液中で容易に調整し、保存し、また使用可能とするべく親水性を導入するものである。従って、被標識物質が小分子であっても標識後においても十分な水溶性を有することとなる。さらに該親水性基として、広い範囲のpH条件、種々の共存成分の下においても容易に調整し、保存し、また使用可能とするべく、カルボキシル基や脂肪酸アミド、ペプチド及びEDTAとDTPA (diethylenetriamine pentaacetic acid) 構造が選択される。

【0019】より具体的には、本発明は、一般式(1)で表される標識試薬を提供するものである。

【0020】

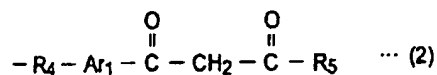
【化29】



ここで、 R_2 及び R_3 は、ベンゼン環のオルトまたはメタ位に結合する β -ジケトン基であって、一般式(2)で表される。

【0021】

【化30】



ここで、 R_4 は、 $-(CH_2)_n-$ 、 $-NH(CH_2)_m-$ 、 $-N(COCH_3)(CH_2)_k-$ 、または $-(CH_2)_lNH-$ を表し、 n 、 m 、 k 、 l は0から10までの整数を表す。

【0022】 Ar_1 は、次式(3)、(4)、(5)、(6)で表される。

【0023】

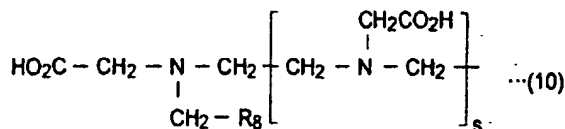
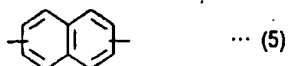
【化31】



【化32】



【化33】



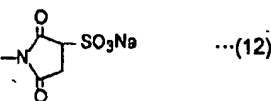
ここで、 R_8 は、 $-NCS$ 、 $-NCO$ 、 $-CO_2H$ 、 $-COX$ 、 $-CO_2R_9$ 、 $-N_2X$ 、 $-N_3$ 、 $-NH_2$ 、 $-X$ 、 $-CH_2X$ 、 $-SH$ 、 $-SO_2X$ 、 $-SO_3H$ 、または $-SO_3CF_3$ を表し、 R_9 は、式(11)、または(12)で表される基を表す。

【0028】

【化39】

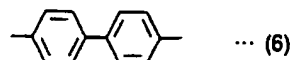


【化40】



また、 s は1から10までの整数を表す。また、 X は、

【化34】

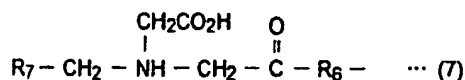


R_5 は、炭素数1から10までのパーフルオロアルキル基を表す。

【0024】また、 R_1 は、一般式(7)で表される。

【0025】

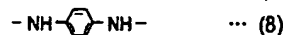
【化35】



ここで、 R_6 は、 $-NH-$ 、 $-NHNH-$ 、 $-NHNH-SO_2-$ 、 $-NH(CH_2)_pNH-$ 、 $-NH(CH_2)_qNH-SO_2-$ 、または式(8)または(9)で表される基を表す。

【0026】

【化36】



【化37】



R_7 は、一般式(10)で表される。

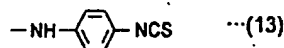
【0027】

【化38】

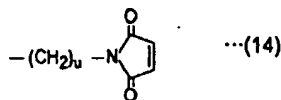
F 、 Cl 、 Br 、 I 、 $-NH(CH_2)_t-NCS$ または式(13)、または(14)で表される基を表す。また、 p 、 q 、 t 、 u は1から10の整数を表す。

【0029】

【化41】



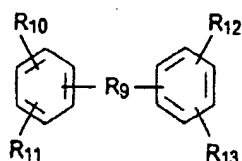
【化42】



さらに、本発明は、一般式(15)で表される標識試薬を提供するものである。

【0030】

【化43】

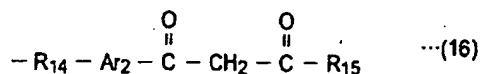


... (15)

ここで、 R_{10} 及び R_{11} 、または R_{12} 及び R_{13} はそれぞれのベンゼン環のオルトまたはメタ位に結合する β -ジケトン基であって、一般式(16)で表される。

【0031】

【化44】



ここで、 R_{14} は、 $-(CH_2)_n-$ 、 $-NH(CH_2)_m-$ 、 $-N(COCH_3)(CH_2)_k-$ 、または $-(CH_2)_kNH-$ を表し、 n 、 m 、 k 、 l は0から10までの整数を表す。

【化47】

【0032】 Ar_2 は、式(3)、(4)、(5)、(6)で示される基を表す。

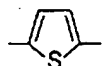
【0033】

【化45】

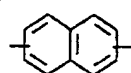


... (3)

【化46】

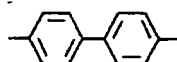


... (4)



... (5)

【化48】



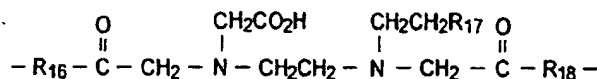
... (6)

R_{15} は、炭素数1から10までのパーフルオロアルキル基を表す。

【0034】また、 R_9 は、一般式(17)または(18)で表される。

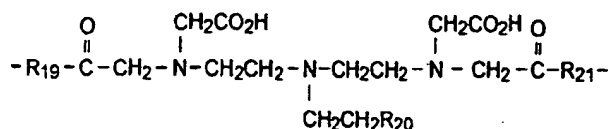
【0035】

【化49】



... (17)

【化50】

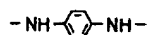


... (18)

ここで、 R_{16} 、 R_{18} 、 R_{19} 、 R_{21} は、 $-NH-$ 、 $-NHNH-$ 、 $-NHNH-SO_2-$ 、 $-NH(CH_2)_pNH-$ 、 $-NH(CH_2)_qNH-SO_2-$ 、または式(8)、または(9)で示される基を表す。

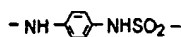
【0036】

【化51】



... (8)

【化52】

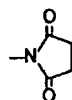


... (9)

OX 、 $-CO_2R_{21}$ 、 $-N_2X$ 、 $-N_3$ 、 $-NH_2$ 、 $-X$ 、 $-CH_2X$ 、 $-SH$ 、 $-SO_2X$ 、 $-SO_3H$ 、または $-SO_3CF_3$ を表し、 R_{21} は、式(11)、(12)で示される基を表す。

【0037】

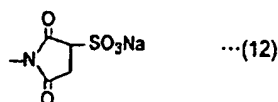
【化53】



... (11)

【化54】

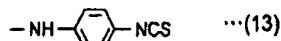
R_{17} 、 R_{20} は、 $-NCS$ 、 $-NCO$ 、 $-CO_2H$ 、 $-C$



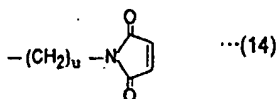
また、sは1から10までの整数を表す。また、Xは、F、Cl、Br、I、 $-\text{NH}(\text{CH}_2)_t-\text{NCS}$ 、または式(13)または(14)で示される基を表す。ここでp、q、t、uは1から10の整数を表す。

【0038】

【化55】



【化56】



また本発明は、上記の試薬と、希土類金属イオンとからなる錯体を提供するものである。好ましくは、ランタノイドイオンとの錯体を提供するものであり、特にユウロピウムイオンとの錯体を提供するものである。かかる希土類イオン錯体は上記β-ジケトンに4座若しくは8座配位するものである。また、溶液中での配位のみならず、錯体として単離されるものも含まれる。

【0039】さらに、本発明は、前記錯体を被標識物質を標識するための蛍光標識剤を提供するものである。

【0040】また、本発明は、本発明にかかる前記試薬、若しくは前記蛍光標識剤を用いることを特徴とする蛍光標識方法を提供するものである。

【発明の実施の形態】(被標識物質)本発明にかかる標識試薬、蛍光標識剤により標識される被標識物質については特に制限されることはなく、種々の生物物質、生物物質からの誘導物質、合成物質に広く適用され得る。さらに、被標識物質の分子サイズ、存在形態(溶液または固相)、単一か組成物か等には制限されない。該被標識物質の一部に、本発明にかかる標識試薬、または蛍光標識剤と共有結合し得る反応基が少なくとも1つあればよい(若しくはかかる基を導入可能であればよい)。

【0041】特に生物物質、または生物物質誘導体としては具体的には、種々の酵素、タンパク質、オリゴペプチド、糖、糖タンパク質、リビッド、核酸、核酸誘導体、オリゴヌクレオチド、細胞、脂肪類化合物、アミノ酸等が挙げられる。特にタンパク質としては、抗体及びその誘導体、抗原およびその誘導体、アビジン(ストレプトアビジンを含む)、血清アルブミン、種々のハプテン、ホルモン、プロテインA、プロテインGが挙げられる。

【0042】合成物質としては、種々の化学物質であって、生体反応活性を示すものが挙げらる。具体的には、合成抗生物質、薬物、農薬、日用化学品、化学試薬、工

業合成化学品等が挙げられる。

【0043】(標識試薬の構造)本発明にかかる標識試薬は、通常の水溶液条件下での反応により、被標識物質と共有結合を介して結合し、標識された物質を希土類イオンとの錯体を形成することにより蛍光性とするものである。また、かかる蛍光を測定することにより蛍光標識が可能とするものである。すなわち、分子中に少なくとも、(1)希土類イオンと錯体を形成可能なβ-ジケトン構造と、(2)親水性基を含む構造と、(3)標識される物質(生物物質を含む)との結合基とを有するものである。以下それぞれを詳細に説明する。

【0044】(1)β-ジケトン構造(4座配位型)

本発明にかかる標識試薬の有するβ-ジケトン構造は、希土類イオンに対して4座配位子として作用して錯体を形成させるものであるため1分子中に2つ含まれる。また、かかる配位態様を安定させるため、かかる2つのβ-ジケトン構造は特定の立体配位を有するべく分子中で特定の構造を有するものである。

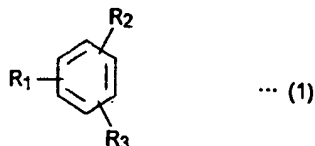
【0045】具体的には、2つのβ-ジケトン構造が、ベンゼン環のオルト若しくはメタ位置にそれぞれ結合させた構造を有するものである。従って、希土類イオンと4座配位が容易に形成されるような空間配置が可能となるものである。

【0046】また、前記β-ジケトン構造は、電子吸引性アルキル基と芳香族基とを両端に結合させることにより特定の電子効果を有するものである。かかる電子効果により、希土類イオンとの配位が極めて安定となし、さらに強い蛍光が可能となるものである。かかる電子吸引基としては、フッ素置換アルキル基、フッ素置換アリール基、フッ素置換ラルキル基が好ましく、特にパーフルオロアルキル基(炭素数1から10、特に炭素数1から4が好ましい)が好ましい。

【0047】好ましい構造として、より具体的には、一般式(1)中のR₂及びR₃で表されるものである。なおR₁は以下で説明する親水性基を表す。

【0048】

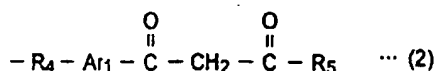
【化57】



より詳しくはR₂及びR₃は一般式(2)で表されるものが好ましい。

【0049】

【化58】



ここで、 β -ジケトン骨格の一方に芳香環 Ar_1 を介して R_4 が結合するが R_4 としては $-(CH_2)_n-$ 、 $-NH(CH_2)_m-$ 、 $-N(COCH_3)(CH_2)_l-$ 、または $-(CH_2)_kNH-$ (n, m, k, l は0から10までの整数を表し、好ましくは1から4までの整数である)が好ましい。また、 Ar_1 としては、種々の芳香族環のうち特に式(3)、(4)、(5)、(6)で示される基であることが好ましい。

【0050】

【化59】



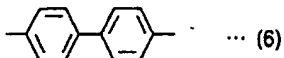
【化60】



【化61】



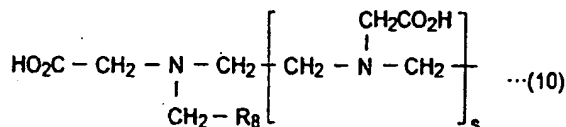
【化62】



また、 β -ジケトン骨格の他方には R_5 として、フッ素置換アルキル基、フッ素置換アリール基、フッ素置換アラルキル基が好ましく、特にパーフルオロアルキル基(炭素数1から10、特に炭素数1から4が特に好ましい)が好ましい。

【0051】(2)親水性基

本発明にかかる標識試薬において親水性基 R_1 の好ましい構造として、一般式(7)で表されるものが挙げられ



ここで、 s は1から10までの整数(特に好ましくは1から4までの整数)を表す。

【0055】(3)被標識物質との結合基

上で説明したように、本発明にかかる標識試薬は種々の被標識物質との結合のための結合基 R_8 を導入可能とするものである。

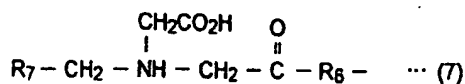
【0056】好ましい R_8 は被標識物質の構造に依存する(すなわち、被標識物質と共有を形成することが好ましい)。具体的には、 $-NCS$ 、 $-NCO$ 、 $-CO_2H$ 、 $-COX$ 、 $-CO_2R_9$ 、 $-N_3X$ 、 $-N_3$ 、 $-NH_2$ 、 $-X$ 、 $-CH_2X$ 、 $-SH$ 、 $-SO_2X$ 、 $-SO_3H$ 、または $-SO_3CF_3$ が好ましい。さらに、 R_9 としては、式(11)、(12)で示される基が特に好ましい。

【0057】

る。

【0052】

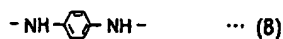
【化63】



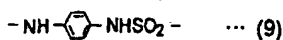
ここで、 R_1 は種々のpH条件の下でも十分な溶解性と、溶液中での安定性を保持させるために導入されるものであるが、必要ならば以下の説明するようにさらに強い親水基 R_7 を導入することも可能である。 R_8 は、具体的には、 $-NH-$ 、 $-NHNH-$ 、 $-NHNH-SO_2-$ 、 $-NH(CH_2)_pNH-$ 、 $-NH(CH_2)_qNH-SO_2-$ 、または式(8)または(9)で示される基であることが好ましい。

【0053】

【化64】



【化65】



さらに、より強い親水性を導入し、かつ以下説明する被標識物質との結合基を導入するための R_7 基は、具体的には、一般式(10)で表されるものが好ましい。すなわち、適当な数のアミノ酸構造を連続して有する構造からなるものである。これらの基の導入に基づいて、本発明にかかる標識試薬は広い範囲のpH条件下でも安定にかつ容易に溶解可能となり、また、種々の条件下での希土類イオンとの錯体形成が可能となるものである。

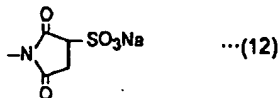
【0054】

【化66】

【化67】



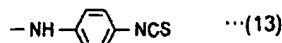
【化68】



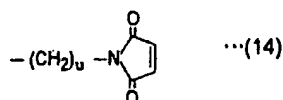
また、 X としては、 F 、 Cl 、 Br 、 I 、または $-NH(CH_2)_t-$ 、 $-NCS$ 、または、式(13)、または(14)で示される基が好ましい。また、 p 、 q 、 t 、 u は1から10の整数(特に好ましくは1から4までの整数)を表

す。

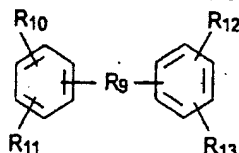
【化69】



【化70】

(4) β -ジケトン構造 (8座配位型)

本発明にかかる β -ジケトンの他の好ましい構造として、1分子中で1つの希土類イオンに対し8座配位可能



...(15)

すなわち、 R_{10} 及び R_{11} 、または R_{12} 及び R_{13} はそれぞれのベンゼン環のオルトまたはメタ位に結合する β -ジケトン基であって上の(1)で説明した構造を有するものと同様である。

【0060】従って、 R_9 が十分な自由度を有する構造の場合には、分子内で1つの希土類イオンに対して4つの β -ジケトンにより8座配位が可能となるものである。

となるべく4つの β -ジケトンを導入した特定の構造を有するものが可能となる。この場合は、上の(1)で説明した4座配位に比較してさらに安定な錯体形成が可能となる。かかる構造については特に制限はないが、以下説明する親水性基を有する構造が好ましい。この場合、分子全体の自由度から容易に希土類イオンに対し分子内で8座配位可能となる。

【0058】具体的には、一般式(15)で表される構造を有するものが好ましい。

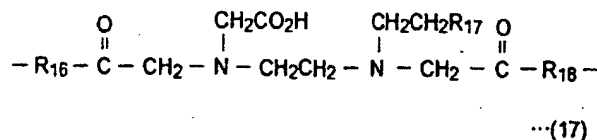
【0059】

【化71】

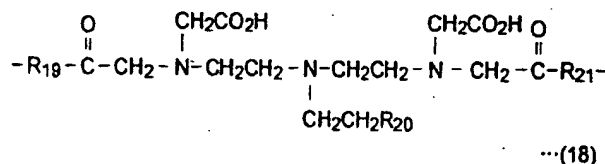
【0061】また、 R_9 は、上で説明した4つの β -ジケトン特定の構造に保持し、かつ十分な親水性を導入し、さらに被標識物質との結合基を有するものである。具体的には一般式(17)、若しくは(18)で表されるものが好ましい。

【0062】

【化72】



【化73】



ここで、 R_{16} 、 R_{18} 、 R_{19} 、 R_{21} は、 $-\text{NH}-$ 、 $-\text{NH}-\text{NH}-$ 、 $-\text{NHNH}-\text{SO}_2-$ 、 $-\text{NH}(\text{CH}_2)_p\text{NH}-$ 、 $-\text{NH}(\text{CH}_2)_q\text{NH}-\text{SO}_2-$ であることが好ましい。かかるアミノカルボン酸の構造により、本発明の標識試薬に十分な親水性、広い範囲のpHでの反応性、保存安定性等が得られる。

【0063】また被標識物質への結合基である R_{17} 、 R_{20} は上の(3)で説明した構造と同様の構造が好ましく選択できる。

【0064】(標識試薬の合成) 本発明にかかる標識試薬の合成方法、出発物質等については特に制限はないが、次の四工程に分けてデザインし、合成することが好

ましい。すなわち、第一の工程は、上で説明した特定構造を有する β -ジケトンの部分をデザインして合成し、第二の工程において、親水性基を導入するための反応基を導入し、第三の工程において特定構造の親水性基をデザインして合成導入し、さらに第四の工程においては被標識物質との結合基を導入するものである。以下各工程について具体的に説明するが、本発明がこれらの出発物質、合成方法に制限されるものでない、通常公知のデザインおよび合成方法に基づいて得られるものも本発明に含まれる。また、以下で説明する出発物質については、説明の目的でのみ選択されたものである。

【0065】第一工程は、アセチル化芳香環化合物類

と、エチルパーフルオロカルボキシレート類またはジエチルパーフルオロジカルボキシレート類とのクライゼン縮合反応によって、 β -ジケトン類化合物を合成するものである。アセチル化芳香環状化合物類の具体例としては、4'-フェニルアセトフェノン、2-アセチルジベンゾチオフェン（ジベンゾチオフェンと塩化アセチルとの反応によって合成される。）、メチル-4, 4', 4''-テルフェニルケトン（4, 4', 4''-テルフェニルケトンと塩化アセチルとの反応によって合成される。）、2-アセチルチオフェン、2-アセチルベンゾチオフェン（ベンゾチオフェンと塩化アセチルとの反応によって合成される。）、4, 4'-ジアセチル-*o*-テルフェニル（*o*-テルフェニルと塩化アセチルとの反応によって合成される。）等が挙げられる。

【0066】エチルパーフルオロカルボキシレート類の具体例としては、トリフルオロ酢酸エチル、ペンタフルオロプロピオン酸エチルエステル、エチルヘプタフルオロブチレート、エチルパーフルオロペンタノエート等が挙げられる。ジエチルパーフルオロジカルボキシレート類の具体例としては、ジエチルジフルオロマロネート、ジエチルテトラフルオロサクシネート、ジエチルヘキサフルオログルタレート、ジエチルパーフルオロアジバート、ジエチルデカフルオロビメレート、ジエチルデフルオロスベレート等が挙げられる。ここで触媒としては特に制限はないが、 NaOH の使用が好ましい。また好ましい溶媒としてエーテルが挙げられる。得られた生成物は必要ならば再結晶によって精製される。再結晶溶媒としてはエタノール、1, 4-ジオキサンまたはそれらの混合溶媒を用いることが好ましい。

【0067】なお、ここでは一例としてパーフルオロアルキル基の場合について説明したが、これに制限されず、上で説明した他の適当な置換基を用いる場合も同様に合成可能である。

【0068】第二工程は、合成した β -ジケトン類化合物とクロロ硫酸とのクロロスルホン化反応によって、 β -ジケトン分子の芳香環にクロロスルホン基（ ClSO_2 ）を導入する。クロロ硫酸と β -ジケトンとの反応が終了した後、冷水中で未反応のクロロ硫酸を加水分解させると、クロロスルホン化 β -ジケトンは冷水中に溶解せず、沈澱として得られる。

【0069】第三工程は、さらに親水性基を導入する工程である。例えば、上で示した親水性基が有するアミノ基とクロロスルホン基との反応によるスルホンアミド結合の形成、または酸無水物とヒドラジンと、クロロスルホン基との反応によるスルホンヒドラジンアミド結合形成が挙げられる。

【0070】第四工程は、必要ならばさらに、被標識物質との結合基を導入する工程であり、前記親水性基の特定の置換基を活性化することが好ましい。具体的には、分子内に存在するカルボン酸基を活性化し、活性エステ

ル基とすることが挙げられる。さらに、親水性基に存在する置換メチルアミノ基の置換基を種々の活性基に置換反応により導入することも容易である。

【0071】（希土類（ランタノイド）金属イオン錯体）前記説明した本発明にかかる標識試薬と希土類金属イオンとからなる錯体についての構造上の制限はない。希土類金属イオンの種類としては、形成される錯体の蛍光強度、蛍光波長、蛍光寿命等を考慮して選択することは容易である。ランタノイドイオンとの錯体が好ましく、特にユウロピウムイオンとの錯体が好ましい。かかる希土類イオン錯体は本発明にかかる標識試薬により4座若しくは8座配位するものである。また、溶液中での配位のみならず、錯体として単離されるものも含まれる。

【0072】（希土類金属イオン錯体の調整、蛍光標識剤の調整）本発明にかかる標識試薬と、種々の希土類イオンとの錯体形成については、その方法、出発物質に特に制限はなく通常公知の方法が好ましく使用可能である。さらに、調整条件として水溶液中が好ましく使用可能である。また、必要な場合は、該錯体を単離することも可能である。かかる場合の調整条件についても通常公知の方法が好ましく使用可能である（西川泰治、平木敏三著、蛍光りん光分析法、黄漢国、平木敏三、西川泰治、ユウロピウム、サマリウム- β -ジケトン錯体の蛍光特性とその蛍光分析への応用、日本分光化学会誌、1981年、No.1、pp66-73）。

【0073】さらに、該錯体を含む溶液、若しくは単離された錯体は、ともに本発明にかかる蛍光標識剤となる。

【0074】（蛍光標識方法）本発明にかかる蛍光標識方法は、上で得られた標識試薬、若しくは蛍光標識剤を用いて、種々の被標識物質を蛍光標識するものである。

【0075】標識試薬を用いる場合は、(i)まず被標識物質と標識試薬とを反応させ、その後に適当な希土類イオンと錯体を形成させることにより蛍光標識する方法と、(ii)まず希土類イオンと錯体を形成して蛍光標識剤を調整し、さらに被標識物質と反応させて蛍光標識する方法とが可能である。

【0076】具体的には、タンパク質の標識反応は、クロロスルホン基とアミノ基とのアミド形成反応によって行われる。室温で炭酸緩衝溶液（ $\text{pH}=9.0\sim9.5$ ）中で反応が容易に進行する。本発明の標識試薬を用いる免疫測定法としては、例えば、時間分解蛍光免疫測定法や特異的結合アッセイを挙げることができる。時間分解蛍光免疫測定法とは、長寿命の蛍光標識体（Eu-キレート等）を用い、短い蛍光寿命のバックグラウンドの蛍光が消失した後に、標識体の蛍光シグナルのみを時間分解蛍光測定する高感度な蛍光免疫測定法を指す。特異的結合アッセイとは、抗原抗体反応を利用した免疫測定、レセプター・アクセプターの結合反応を利用したア

ッセイ、核酸のハイブリダイゼーションを利用したアッセイ等を指す。

【0077】以下実施例に従い、本発明をより詳しく説明するが、本発明はこれら実施例に限定されることはない。

【0078】

【実施例】(実施例1): N,N'-diacetyl-N,N'-bis(4''-(1''',1''',1''',2''',2''',3''',3'''-heptafluoro-4''',6'''-hexanedion-6'''-yl)-4'-methylenebiphenyl)-3,5-diaminobenzoic acid (DBHDA) 及びそのN-hydroxysulfosuccinimide (Sulfo-NHS)の活性エステル (NHS-DBHDA) の合成

合成反応は図1に示した。

【0079】(1) 3,5-diaminobenzoic acidの還元的N-アルキル化

20 mmolの3,5-diaminobenzoic acidを100 mlのメタノールに溶解させ、この溶液にp-phenylbenzaldehyde (40 mmol)を加えると直ちに反応が起こった。ここにすばやく、シアノ水素化ホウ素ナトリウム(NaBH_3CN) (40.5 mmol)を加えると、直ちに反応し、水素ガスが発生した。後、多量の沈殿が生成し、攪拌できなくなったことから、メタノールをさらに100 ml追加した。これを室温で一晩攪拌した。生じた沈殿をろ過して分離し、母液に約100 mlの水を加えることで生じた沈殿をさらにろ過して分離した(沈殿は細かいので、遠心分離でもよい)。この沈殿を合わせて酢酸含有水(酢酸約30 mlと水50 ml)に加えると沈殿の色が黄色を帯びた(この処理でプロトン付加が完了した)。得られた沈殿をろ過し、水でよく洗った。2-butanoneから再結晶し、N,N'-bis(4'-methylenebiphenyl)-3,5-diaminobenzoic acid (I)を得た。真空乾燥した後の収率は62.2%であった。AUTO-Massで484のピークを確認した。 $\text{C}_{33}\text{H}_{28}\text{N}_2\text{O}_2$ (F.W.= 484.60)。

【0080】(2) N,N'-bis(4'-methylenebiphenyl)-3,5-diaminobenzoic acid (I)のアセチル化

5 mmolの(I)を無水酢酸(50 ml)に加え、室温で2時間攪拌した後、オレンジ色の溶液が得られた(アミノ基のアセチル化が完了した)。後、無水酢酸を真空ポンプで減圧留去した後、さらに無水酢酸(10 mmol)、dichloromethane (50 ml)を加えて溶解した。さらに、得られた溶液を0°Cに冷却し、無水 AlCl_3 (40 mmol (8eq.))を加えて1時間攪拌した。溶液の色は緑に変化し、不溶性の黒い沈殿が生成した。これを室温に戻し、さらに一晩攪拌して反応を完了させた。得られた溶液に、氷冷した15% HCl水を約50 ml加え、沈殿が溶解するまで攪拌した(約1、2時間)。dichloromethane相を分離し、水で洗浄し、 Na_2SO_4 で乾燥させた後、減圧でdichloromethaneを留去して、N,N'-diacetyl-N,N'-bis(4''-acetyl-4'-methylenebiphenyl)-3,5-diaminobenzoic acid (II)を得た。これをさらに精製することなく次の反応に使用した。真空乾燥した後の収率は95%以上であった。FAB-Ma-

ssで653のピークを確認した。 $\text{C}_{41}\text{H}_{36}\text{N}_2\text{O}_6$ (F.W.= 652.75)

(3) N,N'-diacetyl-N,N'-bis(4''-acetyl-4'-methylenebiphenyl)-3,5-diaminobenzoic acidからβ-ジケトンの合成

メタノール(20 mmol)を、20 mmolのNaHを懸濁させた無水THF 10 mlに室温で徐々に滴下した。これとは別に、(II) (2 mmol)を無水THF 10 mlに溶かし、8 mmol (4eq.)のheptafluoro-n-butyllic acid ethyl esterを加えて溶液を調整した。この溶液を、NaHを懸濁させたTHFに室温で徐々に滴下した。しばらくしてピンク色の沈殿が生成した。さらにそのまま室温で一晩攪拌して反応を完了させた。反応容器を氷冷しつつ、20 mlの15% HCl水を少しづつ注ぐと、黄色の沈殿が生成した。THFを減圧留去し、沈殿をろ過して分離し、水でよく洗った。得られた粗生成物をエタノールから再結晶して、N,N'-diacetyl-N,N'-bis(4''-(1''',1''',1''',2''',2''',3''',3'''-heptafluoro-4''',6'''-hexanedion-6'''-yl)-4'-methylenebiphenyl)-3,5-diaminobenzoic acid (DBHDA) (III)を得た(収率72.4%)。

【0081】元素分析結果: calc. (%) for $\text{C}_{49}\text{H}_{34}\text{N}_2\text{O}_8$ F_{14} (F.W.=1044.80): C:56.33, H:3.28, N:2.68; found (%): C:56.54, H:3.37, N:2.61. FAB-Massで1045のピークを確認した。

【0082】(4) (III)の活性エステル化—NHS-DBHDAの合成

150 mg (0.14 mmol)の(III)と、1当量(31.2 mg)のN-hydroxysulfosuccinimide (Sulfo-NHS)を1 mlのDMFに溶かした。0°Cで攪拌しつつ、1当量(29.6 mg)のN,N'-dicyclohexylcarbodiimide (DCC)を加え、室温に戻して一晩攪拌して反応を完了させた。生じた白沈(DCCurea)をメンブランフィルターでろ別して除き、溶液を分離した。得られた溶液のDMFを真空ポンプで減圧留去し、NHS-DBHDAを得た。得られたNHS-DBHDAは精製せずそのままタンパク質の標識反応に用いることができた。

【0083】(実施例2): グリシル—グリシル—グリシンとBHHCTの結合体 Gly_3 (BHHCT)とそれとSulfo-NHSとの活性エステルNHS- Gly_3 (BHHCT)の合成

合成法を図2に示した。

【0084】(1) BHHCTの合成

50gの乾燥エーテル中に3.0 gの NaOCH_3 と3.14g (10 mmol)の4, 4'-ジアセチル—o-テルフェニル及び20 mmolの $\text{C}_3\text{F}_7\text{COOC}_2\text{H}_5$ を加え、室温において密封し、36時間攪拌した。蒸留によって乾燥エーテルを除去し、30分間真空乾燥した。100 mlの15%硫酸で生成物を中和し、沈澱をろ別し、水でよく洗浄した。沈澱を200 mlエタノールに加熱しながら溶解し、ろ過によって不溶物を除去した。減圧で溶液を約20 mlまで濃縮し、この溶液を攪拌下の200 mlの石油エーテル中に徐々に滴下した。充分攪拌した後、析出した少

量の沈澱を濾過によって除去し、母液を減圧濃縮して全ての有機溶媒を除去した。得られた油状物を真空乾燥した後、黄色の粉末が得られた。収量は6.70 gであり、収率は94.9%であった。元素分析結果：理論値：C%=51.00, H%=2.28 測定値：C%=51.2, H%=2.61 ¹H NMRで生成物は目標化合物であることを確認した。

【0085】得られたβ-ジケトンのクロロスルホニル化を次のように行った。

【0086】室温において、攪拌下の3.5 mlのクロロ硫酸中に2 mmolの上で得られたβ-ジケトンを徐々に加えた。室温で7時間攪拌した後、注意深く反応溶液を攪拌下の150 mlの水-氷中（外部は氷-水で冷却する。）に徐々に滴下した。生成した沈澱を早く遠心分離し、冷たい水（約5℃）で沈澱を洗浄し、2回の遠心分離を行った。少量の冷たい水で沈澱をガラスフィルターに移し、吸引濾過によって水を除去した。室温で48時間以上、生成したクロロスルホニル化β-ジケトンを真空乾燥した。収率は77%であった。元素分析結果：理論値：C%=44.76, H%=1.88 測定値：C%=44.50, H%=1.92

¹H NMRで生成物は目標化合物であることを確認した。

【0087】(2) Gly₃(BHHCT)の合成

217.2 mg (1 mmol)のglycyl-glycyl-glycine ethyl esterを、3 mlの乾燥DMFと1.0 gのN(C₂H₅)₃に溶かした後、攪拌しつつ、805 mg (1 mmol)のBHHCTを含む3 mlのDMF溶液を徐々に滴下した。室温で1時間攪拌した後、反応溶液を攪拌中の100 mlの10倍希釈した塩酸に徐々に滴下し、室温で15分間攪拌した。沈澱を濾別し、純水で良く洗った。得られた沈澱を50 ml THF-20 ml水-5 ml濃HCl溶液に溶かし、一晚環流した後、減圧蒸留によりTHFを除去した。不溶性生成物を分離し、5 mlのアセトンに溶かした後、アセトン溶液を攪拌下の100 mlの10倍に希釈したHCl水溶液に滴下した。沈澱を濾別し、水でよく洗った後、アセトン-水混合溶媒で再結晶させた。得られた結晶を真空乾燥した（収量は610 mg、収率は63.8%）。元素分析結果：(C₃₆H₂₅N₃O₁₀F₁₄S), Calc. (%), C=45.15, H=2.63, N=4.38, Found (%), C=45.45, H=2.48, N=4.12, 更に¹H NMRで生成物の構造を確認した。

【0088】Gly₃(BHHCT)はpH8.5以上の水溶液に溶解することができ、pH9.0の0.05 M Tris-HCl溶液に約10 mMの溶解度があった。

【0089】(3) NHS-Gly₃(BHHCT)の合成

191.5 mg (0.2 mmol)のGly₃(BHHCT)と、43.4 mg (0.2 mmol)のN-hydroxysulfosuccinimide (Sulfo-NHS)を2 mlの乾燥DMFに溶かした後、室温で攪拌しつつ、41.3 mg (0.2 mmol)のN,N'-dicyclohexyl-carbodiimide (DCC)を加えた。室温で20時間攪拌した後、生じた白沈(DCUrea)をろ別し、母液を分離した。その母液からDMFを真空

ポンプで減圧留去した後、得られた生成物を真空で乾燥した。ここで得られた生成物はさらに精製することなく、タンパク質や核酸の標識反応に用いることができた。

【0090】(実施例3)：4-amino-butyric acidとBHHCTの結合体BA(BHHCT)とそれとSulfo-NHSとの活性エステルNHS-BA(BHHCT)の合成

合成法を図3に示した。

【0091】(1) BA(BHHCT)の合成

167.6 mg (1 mmol)のethyl 4-aminobutyrate塩酸塩と、1 gのN(C₂H₅)₃とを2 mlの乾燥DMFに加えた後、得られた溶液中に、805 mg (1 mmol)のBHHCTの3 ml 乾燥DMF溶液を徐々に滴下した。得られた溶液を室温で1時間攪拌した後、100 mlの10倍希釈した塩酸に徐々に滴下し、さらに室温で15分間攪拌した。生じた沈澱を濾別し、純水で良く洗った。得られた沈澱を50 mlのTHFと20 mlの水と5 mlの濃塩酸に溶かし、一晚環流した後、減圧蒸留によりTHFを除去した。不溶分を分離し、5 mlのアセトンに溶かした後、アセトン溶液を攪拌下の100 mlの10倍希釈した塩酸に徐々に滴下した。沈澱を濾別し、水でよく洗った後、アセトン-水混合溶媒で再結晶し、生成物を真空乾燥した（収量は550 mg、収率は63.1%）。元素分析結果：(C₃₄H₂₉N₃O₈F₁₄S), Calc. (%), C=46.85, H=2.66, N=1.60, Found (%), C=46.67, H=2.51, N=1.48, 更に¹H NMRで生成物の構造を確認した。

【0092】BA(BHHCT)はpH8.7以上の水溶液に溶解することができ、pH9.0の0.05 M Tris-HCl溶液に約1 mMの溶解度があった。

【0093】(2) NHS-BA(BHHCT)の合成

174.3 mg (0.2 mmol)のBA(BHHCT)と、43.4 mg (0.2 mmol)のN-hydroxysulfosuccinimide (Sulfo-NHS)を2 mlの乾燥DMFに溶かした後、室温で攪拌しつつ、41.3 mg (0.2 mmol)のN,N'-dicyclohexyl-carbodiimide (DCC)を加えた。室温で20時間攪拌した後、生じた白沈(DCUrea)をろ別し、母液を分離した。得られた母液からDMFを真空ポンプで減圧留去して生成物を得た。生成物はさらに精製することなくそのままタンパク質や核酸の標識反応に用いることができた。

【0094】(実施例4)：DTPA(BHHCT)₂とそれとSulfo-NHSとの活性エステルNHS-DTPA(BHHCT)₂の合成

合成法を図4に示した。

【0095】(1) DTPA(BHHCT)₂の合成

4 mlの乾燥DMFと、1.5 gのNEt₃と、32 mgのNH₂NH₂ (1 mmol)からなる溶液を攪拌しつつ、そこに179 mgのDTPA二無水物 (0.5 mmol)を加え、室温で2時間攪拌した。この溶液に805 mg (1 mmol)のBHHCT-4 ml DMFの溶液を徐々に滴下した後、室温で1時間攪拌した。得られた溶液から減圧蒸留により有機溶媒を除去して得た生成物に、100 ml塩酸 (90 ml H₂Oと、10 ml濃塩酸から調整する)を加え、さらに室温で30分攪拌後、生じた沈澱を

ろ別し、純水でよく洗った。生成物を真空乾燥後、混合溶媒 (10 ml の EtOH と 1.5 ml の H_2O からなる) から二回再結晶を繰り返した後得られた結晶を真空乾燥した (収量 288 mg、収率 29.4%)。元素分析結果: $C_{74}H_{55}N_7O_2F_{20}S_2$, Calcd. (%), C=45.38, H=2.83, N=5.00; Found (%), C=46.00, H=2.98, N=4.66。

【0096】DTPA(BHCT)₂はpH 8.5以上の水溶液に溶解することができ、pH 9.0の0.05M Tris-HCl溶液に約5mMの溶解度があった。

【0097】DTPA(BHCT)₂をpH 9.0の0.05 M Tris-HCl緩衝溶液に溶かし、塩化ユウロピウムを加えて、DTPA(BHCT)₂-Eu³⁺溶液の蛍光スペクトルと蛍光寿命を測定した。図5にその蛍光スペクトルを示した。この溶液の蛍光寿命は350μsであった。

【0098】(2) NHS-DTPA(BHCT)₂の合成
1.5 ml の乾燥DMFに、0.1 mmol (195.8 mg)のDTPA(BHCT)₂と、0.15 mmol (32.6 mg)のSulfo-NHSを加えて攪拌溶解した後、さらに0.15 mmolのDCC (31 mg)を加えた。得られた反応溶液を密封し、室温で20時間攪拌した後、ろ過により生成した白色の沈殿を除去することにより母液を分離した。この母液から減圧蒸留により有機溶媒を除去し、得られた生成物を真空乾燥してNHS-DTPA(BHCT)₂を得た。NHS-DTPA(BHCT)₂は精製せずそのまま標識反応に用いることができた。

【0099】(実施例5) : NHS-DBHDA及びNHS-DTPA(BHCT)₂を用いたタンパク質の標識
BSA(DBHBA)₁-Eu³⁺溶液の蛍光に対する緩衝溶液の影響

Solvent	Intensity	Lifetime, μs
0.1M-Tris-HCl (pH = 8)	85	414
0.1M-Phosphate(pH=8)	100	489
0.1M-Carbonate(pH=8)	95	432
0.1M-Carbonate(pH=8.5)		
topo+SDS	300	617
[DBHBA]=3.0 x 10 ⁻⁶ M, [Eu ³⁺]=1.0 x 10 ⁻⁵ M		

【0103】以上の結果からはリン酸が緩衝溶液としては最適ではあるが、錯体の濃度が小さくなるにつれ蛍光強度が急速に小さくなる。

【0104】(iii) pHの影響: 0.1M Tris-HClを緩衝溶液として用いてpHを変化させ、その影響を調べた。標識試薬の濃度は3.0 x 10⁻⁶ M、Euの濃度は1.0 x 10⁻⁵ Mであった。pH=9.3付近で蛍光強度、蛍光寿命ともに極大となった。

【0105】(iv) 新規標識試薬の検出限界: 様々な緩衝溶液で、DBHBA標識BSA溶液を系列希釈し、時間分解蛍光測定によりその検出限界を求めた。その際、ユウロピウムの濃度を1 x 10⁻⁶ M、5 x 10⁻⁷ M、1 x 10⁻⁷ M、5

HCT)₂を用いたタンパク質の標識

(1) NHS-DBHDAを用いたウシ血清アルブミン (BSA) の標識

13.8 mgのBSAを1.8 mlの0.1 Mの炭酸緩衝溶液 (pH = 9.2) に溶解させ、攪拌下、0.2 mlのDMFに溶かした30.0 mgのNHS-DBHDAを滴下した (BSAのアミノ基に対して2.4倍量)。室温で4.5時間攪拌した後、この溶液の1.0 mlを取り、Sephadex G-50 でゲルろ過を行った。カラムは1 x 35 cm、溶離液は50 mMのNH₄HCO₃ (pH=8.0) を用いた。1 ml毎にフラクションを集め、350 nmの吸光度を測定した。残った標識剤溶液を用いて標識剤の335 nmにおけるモル吸光係数を測定したところ、ε=4.80 x 10⁴ M⁻¹ cm⁻¹であった。標識率を求めたところn = 27が得られた。

【0100】(i) DBHBAで標識したBSA-ユウロピウム溶液の蛍光特性の評価: 標識試薬の濃度を3.0 x 10⁻⁶ M、Euの濃度を1.0 x 10⁻⁵ Mとして励起・蛍光スペクトルを測定した。励起極大波長は334 nmであり、蛍光極大波長は612 nmであった。更に緩衝溶液とpHによる蛍光特性の影響を調べた。

【0101】(ii) 緩衝溶液の影響: DBHBAで標識したBSA-ユウロピウムの溶液の蛍光特性に対する緩衝溶液の影響を調べ、その結果を表1に示した。

【0102】

【表1】

x 10⁻⁶ M、のように変化させ、検出限界に与える影響を調べた。装置はArcus 1232を用いた。

【0106】緩衝溶液として0.1 M Tris-HCl (pH = 9.0)を用いた場合、ユウロピウムの濃度が1.0 x 10⁻⁷ Mの時、標識試薬の濃度で3.2 x 10⁻¹² Mという検出限界が得られた。この時BSAの濃度は1.2 x 10⁻¹³ Mであった。

【0107】1.0 x 10⁻⁵ M TOPOと0.05% SDSを含む0.1 M NaHCO₃を用いた場合、ユウロピウムの濃度としてはやはり1.0 x 10⁻⁷ Mが最適で、標識試薬の濃度で1.5 x 10⁻¹³ M、BSAの濃度で5.6 x 10⁻¹⁵ Mという値が得られた。

【0108】(2) NHS-DTPA(BHCT)₂を用いたウシ血清アルブミンの標識: 10.0 μgのBSAをpH 9.1の5 ml 0.1 M

炭酸緩衝溶液に溶解し、攪拌しつつ、20 mg NHS-DTPA(BHHCT)₂ の0.25 ml DMF溶液を徐々に滴下した。室温で2時間攪拌した後、Sephadex G-50ゲル濾過により標識BSAと未反応のラベル剤を分離した(1 x 28 cm カラム、pH=8.0の0.05 M NH₄HCO₃溶液で展開した)。1 mlずつフラクションを収集し、280 nmにおけるフラクションの吸光度を測定し、標識したBSAの溶液を集めた。330 nmにおけるDTPA(BHHCT)₂のモル吸光係数(7.88 x 10⁴ M⁻¹ cm⁻¹)と標識BSA溶液の吸光度で標識率を求め、n=2.4の標識率が得られた。標識BSA溶液に0.1 gのNaH₂を加え、1 M HClで溶液のpHを6.5に調節した後、4℃で保存した。

【0109】(i) BSA(DTPA(BHHCT)₂)₂₄-Eu³⁺溶液の蛍

BSA(DTPA(BHHCT)₂)₂₄-Eu³⁺溶液の蛍光特性に対する緩衝溶液の影響

Solvent	Intensity (a.u.)	Lifetime, μ s
0.05M Tris-HCl (pH = 9.1)	465	350
0.1M Phosphate(pH=9.2)	134	437
0.1M Carbonate(pH=9.0)	106	402
0.1M Carbonate(pH=8.4)		
10 ⁻⁵ M topo+0.05%SDS	1103	583

[DTPA(BHHCT)₂]=3.6 x 10⁻³ M, [Eu³⁺]=1.0 x 10⁻⁶ M

【0111】pHの影響: 0.05 M Tris-HCl緩衝溶液を用いて、BSA(DTPA(BHHCT)₂)₂₄-Eu³⁺溶液の蛍光特性に対するpHの影響を調べ、その結果を表3に示した。表3からわかるように、pHの増加につれ蛍光強度と蛍光寿命が増

光特性:

緩衝溶液の影響: BSA(DTPA(BHHCT)₂)₂₄-Eu³⁺の Tris-HCl、炭酸及びリン酸緩衝溶液を調製し、蛍光スペクトル、蛍光強度及び蛍光寿命を測定した。Tris-HCl溶液では329 nmの励起極大波長と612 nmの蛍光極大波長を示し、炭酸及びリン酸緩衝溶液ではそれぞれ、327 nmの励起極大波長と611 nmの蛍光極大波長を示した。0.1 M NaHCO₃-0.05% SDS-1 x 10⁻⁵ M TOPOの溶液では、332 nmの励起極大波長と613 nmの蛍光極大波長を示した。これらの緩衝溶液中の蛍光強度と蛍光寿命を表2に示した。

【0110】

【表2】

加し、pHが9ぐらいになると、蛍光強度と蛍光寿命が最大値になる(表3)。

【0112】

【表3】

BSA(DTPA(BHHCT)₂)₂₄-Eu³⁺溶液の蛍光特性におけるpHの影響

pH	5.5	6.5	7.0	8.0	8.5	9.1	9.8
Intensity (a.u.)	76	95	240	359	426	464	441
lifetime(μ s)	246	255	297	327	339	350	346

【0113】新規標識試薬の検出限界: 様々な緩衝溶液で、DTPA(BHHCT)₂標識BSA溶液を系列希釈し、時間分解蛍光測定によりその検出限界を求めた。その際、ユウロピウムの濃度を1 x 10⁻⁶ M、5 x 10⁻⁷ M、1 x 10⁻⁷ M、5 x 10⁻⁸ M、のように変化させ、検出限界に与える影響を調べた。装置はArcus 1232を用いた。

【0114】緩衝溶液として0.1 M Tris-HCl (pH = 9.0)を用いた場合、ユウロピウムの濃度が1.0 x 10⁻⁷ Mの時、標識試薬の濃度が3.6 x 10⁻¹³ Mという検出限界が得られた。この時BSAの濃度は1.5 x 10⁻¹⁴ Mであった。

【0115】1 x 10⁻⁵ M TOPOと0.05% SDSを含む0.1 M NaHCO₃を用いた場合、ユウロピウムの濃度としてはやは

り1.0 x 10⁻⁷ Mが最適で、標識試薬の濃度で3.6 x 10⁻¹⁴ M、BSAの濃度で3.6 x 10⁻¹⁵ Mという値が得られた。

【0116】表4にDTPA(BHHCT)₂とBHHCTを標識試薬としたときの測定感度を示した。Tris-HCl及びTOPO-SDS-NaHCO₃緩衝溶液において、DTPA(BHHCT)₂を用いた測定の感度はBHHCTを用いた測定感度より約2-3倍の高い感度があり、同時に、DTPA(BHHCT)₂は水に溶けやすいというBHHCTにない優れた特徴がある(表4)。

【0117】

【表4】

DTPA(BHHCT)₂とBHHCTをラベル剤としての測定感度

Label	Buffer	Detection limit (M)
DTPA(BHHCT) ₂	0.1 M Tris-HCl	3.6×10^{-13}
	TOPO-SDS-NaHCO ₃	8.6×10^{-14}
BHHCT	0.1 M Tris-HCl	8.4×10^{-13}
	TOPO-SDS-NaHCO ₃	2.3×10^{-13}

【0118】(実施例6) : NHS-DTPA(BHHCT)₂を用いたストレプトアビジン-ウシ血清アルブミン結合体の標識:

ストレプトアビジン(SA)をより多くのラベル剤で標識するため、SA-BSA複合体を作り、これを標識試薬で標識した。

【0119】5 mgのBSAと5 mgのSAを2 mlのpH 7.1の0.1 Mリン酸緩衝溶液に溶かした後、0.1 mlの1% グルタルアルデヒドを加え、4℃で一晩反応させ、2 mgのNaBH₄を加え室温で4時間放置した。これを4 Lの生理食塩水と純水に対して2回透析した。8 mlの純水と84 mgのNaHCO₃を加えた後、NHS-DTPA(BHHCT)₂により標識するため、1 MのNaOHで溶液のpHを9.1に調節した。攪拌下、150 μlのDMSOに溶かした15 mgのNHS-DTPA(BHHCT)₂を徐々に滴下し、そのまま室温で1時間攪拌した。反応溶液をゲル濾過することで、未反応の標識試薬と標識タンパク質を分離した。1.0 x 35 cmのSephadex G-50カラムで、0.05 M NH₄HCO₃溶液で展開した。標識タンパク質溶液の330 nmにおける吸光度から標識率を計算したところ、SA (BSA) (DBHDA)₃₈の溶液が得られた。防腐剤として20 mgのNaN₃を、標識タンパク質の容器への吸着を防ぐため、50 mgのBSAを加えた後、標識試薬の加水分解を防ぐため、1 M HClで溶液のpHを約6.5に調節し、-20℃で保存した。

【0120】(実施例7) : NHS-BA(BHHCT)を用いた5-(3-amino)allyl deoxyuridine 5'-triphosphate (AA-dUTP)の標識

5 mgのAA-dUTPナトリウム塩を1 mlのpH 9.1の0.1 M炭酸緩衝溶液に溶かし、攪拌しつつ、15 mgのNHS-BA(BHHCT)の0.15 ml DMSO溶液を徐々に滴下した。室温で2時間攪拌した後、Sephadex G-50カラムで標識AA-dUTPと未反応の標識試薬を分離した。展開溶媒はpH 7.5の0.01 M Tris-HClであった。標識したAA-dUTP画分を集め、使用時まで-20℃で保存した。

【0121】(実施例8) : NHS-DBHDAを用いたストレプトアビジン-ウシ血清アルブミン結合体の標識と標識したSA-BSAを用いたCEA (carcinoembryonic antigen)の時間分解蛍光イムノアッセイ

(i) 標識 : 5 mgのBSAと5 mgのSAを2 mlのpH 7.1の0.1 M

リン酸緩衝溶液に溶かした。これに0.1 mlの1% グルタルアルデヒドを加え、4℃で一晩反応させた後、2 mgのNaBH₄を加え室温で4時間放置した。これを、4 Lの生理食塩水と純水に対して2回透析した。13 mlの純水と126 mgのNaHCO₃を加えた後、DBHDAによる標識のため、1 MのNaOHで溶液のpHを9.1に調節した。攪拌下、160 μlのDMSOに溶かした15.5 mgのNHS-DBHDAを徐々に滴下し、そのまま室温で1時間攪拌した。反応溶液をゲル濾過することで、未反応の標識剤と標識タンパク質を分離した。1.0 x 35 cmのSephadex G-50カラムで、0.05 M NH₄HCO₃溶液で展開した。標識タンパク質溶液の335 nmにおける吸光度から標識率を計算したところ、SA (BSA) (DBHDA)₃₈の溶液が得られた。防腐剤として20 mgのNaN₃を、標識タンパク質の容器への吸着を防ぐため、50 mgのBSAを加えた後、標識試薬の加水分解を防ぐため、1 M HClで溶液のpHを約6.5に調節し、-20℃で保存した。

【0122】(ii) 96-ウェルマイクロタイタープレートのコーティング : pH 9.6の0.1 M炭酸緩衝溶液でヤギ抗ヒトCEAポリクローナル抗体を7.5 μg/mlに薄めた後、96 ウェルの透明ポリスチレンのマイクロタイタープレート (FluoroNunc plate) に100 μlずつ分注し、4℃で24時間インキュベートした。固定用の炭酸緩衝溶液でウェルを1回洗浄した。各ウェルに5% BSAと、0.05% NaN₃と、0.9% NaClとを含むpH 7.8の0.1 M Tris-HCl緩衝溶液 (Buffer 1) を100 μlずつ分注し、室温で30 min以上インキュベートした。その後、プレートを0.2% BSAと0.05% NaN₃と0.9% NaClとを含むpH 7.8の0.1 M Tris-HCl緩衝溶液 (Buffer 2) とで洗浄し、-20℃で密封保存した。

【0123】以上の操作がプレートのコーティングとブロッキングであり、得られたプレートは-20℃で1ヶ月間保存することができた。

【0124】(iii) 抗体のビオチン化 : 0.5 ml (2.4 mg/ml)のRabbit抗ヒトCEA抗体溶液 (Dako-immunoglobulin s, Denmark)を3 Lの生理食塩水に対して4℃で24時間ずつ2回透析した後、0.5 mlの純水を加えた。得られた溶液に、8.4 mgのNaHCO₃と6 mgのsulfo-succinimidyl-6-(biotinamido)hexanoate (NHS-LC-Biotin, Pierce Chem. Co.)を加え、室温で1時間攪拌した後、4℃で24時間

間インキュベートした。反応溶液を3Lの0.1 M NaHCO_3 - 0.25 g NaN_3 溶液に対して4℃で24時間ずつ2回透析した後、10 mgのBSAを加え、イムノアッセイに使用するまで、-20℃で保存した。

【0125】(iv) CEAのイムノアッセイ: Buffer 1でヒトCEA標準溶液(生化学工業から購入)を希釈することにより検量線測定用標準溶液を調製した。血清サンプルは同じBufferで2倍に薄めた後、測定に使用した。

【0126】コーティングとブロッキング済みのウェルに50 μl ずつCEAの溶液(標準溶液あるいは血清サンプル)を分注し、37℃で2時間インキュベートした後、0.05 % Tween 20を含むpH 7.8の0.1 M Tris-HCl (Buffer 3)で2回、Tween 20を含まないpH 7.8の0.1 M Tris-HCl (Buffer 4)で1回プレート洗浄した。

【0127】Buffer 2で100倍に薄めたビオチン化ウサギ抗ヒトCEA抗体を50 μl ずつウェルに分注し、37℃で1時間インキュベートした後、Buffer 3 (2回)とBuffer 4 (1回)でプレートを洗浄した。

【0128】2.5 $\mu\text{g}/\text{ml}$ になるようBuffer 2で薄めたDBH DA標識SA-BSA溶液を、50 μl ずつウェルに分注し、37℃で50分間インキュベートした後、0.05 % Tween 20を含むpH 9.1の0.05 M Tris-HCl (Buffer 4)でウェルを5回洗い、更にTween 20を含まないpH 9.1の0.1 M Tris-HCl (Buffer 5)でウェルを2回洗浄した。

【0129】洗浄後のプレートはそのまま固相での時間分解蛍光測定に使用した。

【0130】本測定に用いた時間分解蛍光測定装置はArcus 1232であり、340 nmのキセノンランプパルス光源を励起光とし、615 nmの蛍光の強度を測定した。測定条件: Delay time = 200 μs , Window time = 400 μs . 以上のイムノアッセイで得られた検量線を図6に示し

た。

【0131】バックグラウンド+3 σ を検出限界とすると、この方法での検出限界は6 pg/mlであった。この値は、市販のラジオイムノアッセイ、またはエンザイムイムノアッセイなどと比べ、1000倍の高感度であった。

【0132】図7には、血清サンプルを希釈した場合の検量線と、標準サンプルを希釈した場合の検量線の比較を示した。図は非常に良い相関を示した。このことから、血清の希釈倍率によらず正しい結果が導けることがわかった。

【0133】このアッセイの正確さ(accuracy)を調べるため、添加回収試験を行った。これは血清サンプルに既知量の標準物質を加え、その濃度を測定する方法である。この結果を表5に示した。いずれのサンプルでも90-120%と良好な値が得られた。

【0134】さらにアッセイの精度(precision)を検討するため、同一プレート内の5つのウェルに同じサンプルを加え、その変動係数(coefficient of variation, C.V.)を求めた(Intra-assay)。また同様に、4つの異なるプレートに同じサンプルを加え(1つのサンプルを4つのウェルで測定した)、その変動係数を求めた(Inter-assay)。この結果を表6に示した。Intra-assayでは3-7 %、Inter-assayでは6-9 %と、これもまた良好な結果を与えた。

【0135】このアッセイ法と既存のエンザイムイムノアッセイ(Enzyme linked immunosorbent assay, ELISA)との相関性を検討した結果を、図8に示した。30個のサンプルを測定した結果、相関係数は0.98となり良い相関があることが示された。

【0136】

【表5】

添加回収試験

CEA, ng / ml		
Added	found	Recovery, %
-----	15.5	-----
10.5	23.7	91.2
53	78.2	114
-----	3.4	-----
10.5	16.0	115
53	66.9	119
-----	4.1	-----
15.3	20.1	102
78.5	101	122
-----	3.1	-----
15.3	20.9	112
78.5	98	120

【0137】

【表6】

Intra-assayとInter-assayの精度

Intra-assay (n=5), CEA, ng/mL			Inter-assay (n=4), CEA, ng/mL		
Sample	Mean	CV, %	Sample	Mean	CV, %
I	1.2	6.8	I	6.4	8.8
II	5.8	2.0	II	15.4	6.8
III	53.5	3.2	III	51.3	8.7

【0138】(実施例9) NHS-DTPA(BHHCT)₂を用いた抗ヒトα-fetoprotein (AFP) 抗体の標識と標識抗体を用いたAFPの時間分解蛍光イムノアッセイ

抗体の標識: 0.4 mlのヤギ抗ヒトAFP抗体溶液(特異抗体濃度=0.5 mg/ml, タンパク濃度=6.3 mg/ml, 日本バイオテスト研究所)を3Lの生理食塩水に対して4℃で24時間ずつ2回透析した後、純水で4 mlまでに希釈した。

【0139】34 mg NaHCO₃を加え、0.1 M NaOHで溶液のpHを9.1に調節した後、攪拌しつつ、5 mg NHS-DTPA(BHHCT)₂-0.4 mlエタノール溶液を徐々に滴下した。室温で1時間攪拌した後、Sephadex G-50ゲル濾過により標識タンパクと未反応の標識試薬を分離した。

【0140】標識タンパク溶液を集め、330 nmにおける吸光度を測定し、標識タンパク質溶液中の標識試薬の濃度を計算した(330 nmにおけるDTPA(BHHCT)₂のモル吸光

係数は $7.88 \times 10^4 \text{ M}^{-1} \text{ cm}^{-1}$)。標識タンパク質溶液に20 mg BSAと10 mg NaN₃を加えた後、1 M HClで溶液のpHを6.4に調節し、-20℃で保存した。また、標識抗体溶液に他のタンパク質と抗体が共存していることから特異抗体の標識率を計算することは困難であった。

【0141】標識抗体溶液をイムノアッセイに使う時に、 $7.0 \times 10^{-7} \text{ M}$ EuCl₃-0.2% BSA-0.1% NaN₃-0.9% NaClを含むpH 7.8の0.05 M Tris-HClで200倍希釈した後、使用した(希釈後溶液に標識試薬DTPA(BHHCT)₂の濃度は約 $3.5 \times 10^{-7} \text{ M}$)。

【0142】比較のため、BHHCTを用いて以上の方法と同じようにBHHCT標識抗AFP抗体を調製した。

【0143】AFPのイムノアッセイ: pH 9.6の0.1 M 炭酸緩衝液で抗ヒトAFPモノクローナル抗体(Biostrid e, Inc.)を5 μg/mlに希釈した後、96-well microtiter plate (Fluoro Nunc)の各ウェルに100 μlずつ分注

し、4℃で24時間インキュベートした。

【0144】0.05% Tween 20を含むpH 7.8の0.05 M Tris-HCl溶液 (buffer 1)でウェルを2回洗浄した後、pH 7.8の0.05 M Tris-HCl溶液 (buffer 2)で更に1回ウェルを1回洗浄した。以上のようにコートしたプレートは-20℃で使用するまで保存した(1ヶ月以内の保存ができた)。

【0145】ヒトAFP標準溶液シリーズは5% BSA-0.1% Na₂S₂O₃-0.9% NaClを含むpH 7.8の0.05M Tris-HCl溶液を用いて、濃いヒトAFP標準溶液 (Dakopatts, Denmark)を希釈し、調節した。

【0146】コート済みのウェルに50μlのAFP標準溶液を分注し、37℃で1時間インキュベートした後、buffer 1で2回洗浄し、buffer 2で1回洗浄した。各ウェルに希釈した標識抗AFP抗体溶液を50μlずつ分注し、37℃で1時間インキュベートした後、0.05% Tween 20を含むpH 9.1の0.05 M Tris-HCl溶液で4回洗浄した後、そのまま固相での時間分解蛍光測定を行った。測定装置はArcus 1234であり、Delay time=0.2 ms、Window time=0.4 ns。

【0147】比較の目的で、以上の方法と全く同じで、

BHHCT(I)とDTPA(BHHCT)₂(II)で標識した抗AFP抗体を用いたAFP測定の比較

Conc. of AFP (ng/ml)	Intensity (I)	Intensity (II)	I(II)/I(I)
100	9364	39982	4.27
10	1409	6556	4.65
0	440	1110	2.52

【0152】

【発明の効果】本発明によれば、水溶液中に容易に溶解可能であり、標識される物質(または生体物質)との結合基を有し、希土類イオンと容易に錯体を形成し、さらに該錯体が水溶液中で充分安定であり、十分な蛍光強度と長い蛍光寿命を有するという特徴を有する新規な標識試薬が得られる。従って本発明にかかる新規な標識試薬を用いることで、水溶液に溶けやすく、アミノ基などを持つタンパク質、核酸塩基誘導体、オリゴヌクレオチド、ホルモン及びその他の有機化合物などを水溶液中で直接結合可能とするものである。さらに、該標識された生体物質も十分な水溶性を有するものとなる。

【0153】また、本発明によれば、本発明にかかる新規標識試薬を用いることにより標識された物質(具体的には、アミノ基やメルカプト基などを有するタンパク質、ペプチド、核酸、核酸塩基とその誘導体、ヌクレオチド、ホルモン及びその他の有機化合物と共有結合形成)を希土類イオンと反応させることにより非常に安定な錯体を生成させ、その錯体が非常に長い蛍光寿命と強い蛍光を有することを利用した蛍光標識方法が可能とな

BHHCT-Eu³⁺で標識した抗AFP抗体を用い、AFPの時間分解蛍光イムノアッセイも行った。

【0148】AFPイムノアッセイの結果：図9に、BHHCT-Eu³⁺で標識した抗AFP抗体と、DTPA(BHHCT)₂-Eu³⁺で標識した抗AFP抗体とを用いた時間分解蛍光イムノアッセイによるヒト血清中のAFPの測定の検量線を示した。

【0149】バックグラウンドシグナルの3 SDを検出限界として求めたところ、BHHCT-Eu³⁺で標識した抗AFP抗体を用いた測定は0.07 ng/mlの検出限界が得られ、DTPA(BHHCT)₂-Eu³⁺で標識した抗AFP抗体を用いた測定は0.036 ng/mlの検出限界が得られた。この検出限界が示すように、後者の測定感度は前者より約2倍高いことが明らかである。

【0150】両測定法のシグナルとバックグラウンドの結果を表7に示した。表7からわかるように、DTPA(BHHCT)₂-Eu³⁺で標識した抗AFP抗体を用いた測定の蛍光強度はBHHCT-Eu³⁺で標識した抗AFP抗体を用いた測定の蛍光強度より4倍以上高いのに対して、バックグラウンドはただ2.5倍高くなった。

【0151】

【表7】

るものである。

【図面の簡単な説明】

【図1】本発明の実施例にかかるNHS-DBHDAの合成法を示す図である。

【図2】本発明の実施例にかかる、Gly₃(BHHCT)とそれの活性エステルNHS-Gly₃(BHHCT)の合成法を示す図である。

【図3】本発明の実施例にかかる、BA(BHHCT)とそれの活性エステルNHS-BA(BHHCT)の合成法を示す図である。

【図4】本発明の実施例にかかる、DTPA(BHHCT)₂とNHS-DTPA(BHHCT)₂の合成法を示す図である。

【図5】本発明の実施例にかかる、DTPA(BHHCT)₂-Eu³⁺溶液の励起 (Ex)と発光 (Em)スペクトルを示す図である。[DTPA(BHHCT)₂] = 3.6 × 10⁻⁷ M, [Eu³⁺] = 1.0 × 10⁻⁶ M, 0.05 M Tris-HCl buffer of pH 9.1.

【図6】本発明の実施例にかかるイムノアッセイで得られた検量線を示す図である。

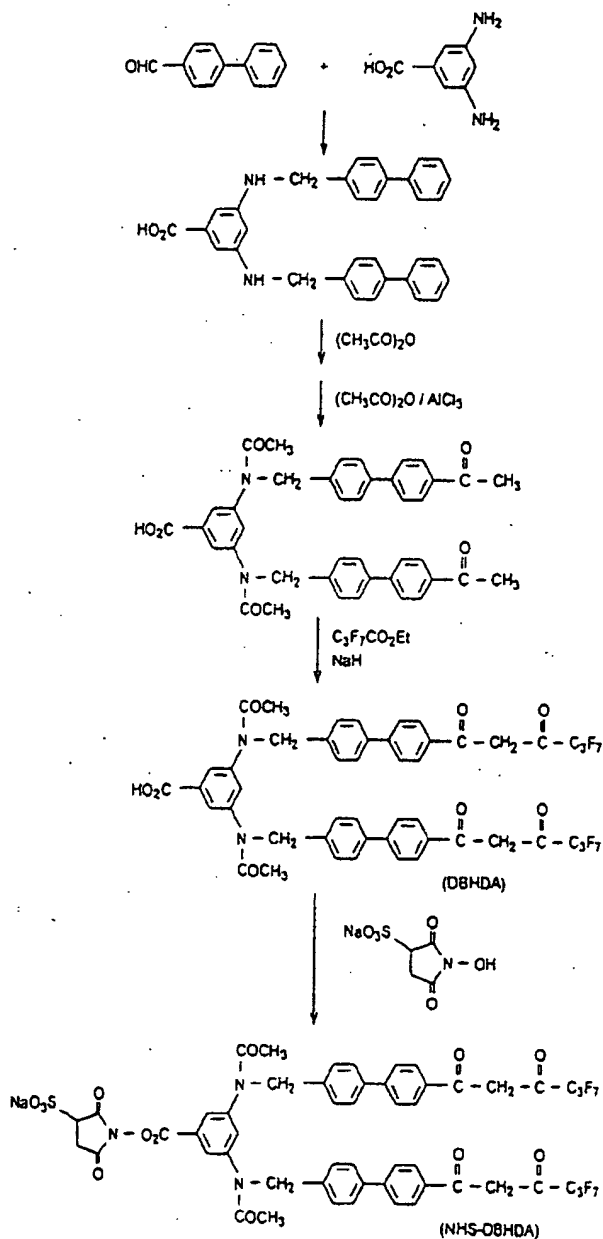
【図7】本発明の実施例にかかる、血清サンプルを希釈した場合の検量線と、標準サンプルを希釈した場合の検量線の比較を示す図である。

【図8】本発明の実施例にかかる、アッセイ法と既存のエンザイムイムノアッセイ (ELISA) との相関性を検討した結果を示す図である。

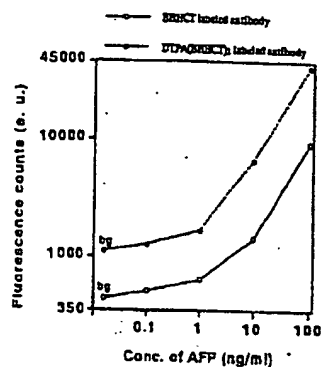
【図9】BHHCT-Eu³⁺で標識した抗AFP抗体とNHS-DTPA(BH

HCT)₂-Eu³⁺で標識した抗AFP抗体を用いた時間分解蛍光イムノアッセイによるヒト血清中のAFP測定の検量線を示す図である。

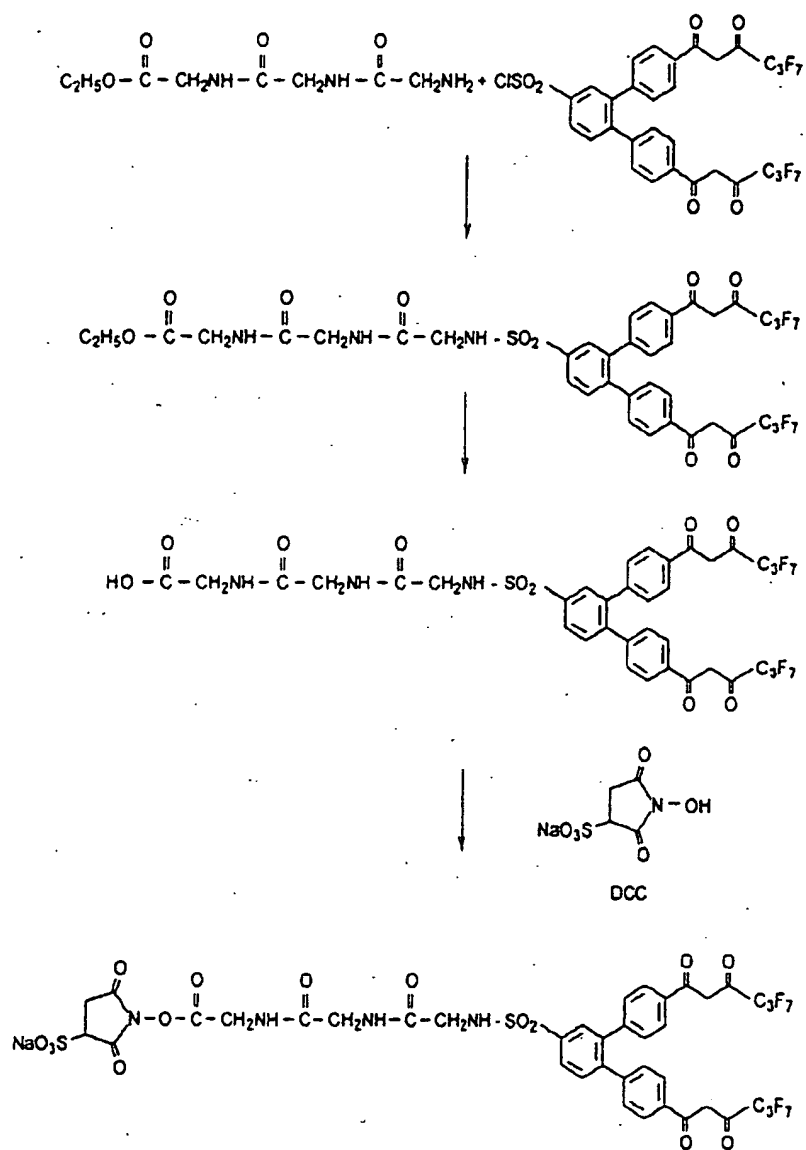
【図1】



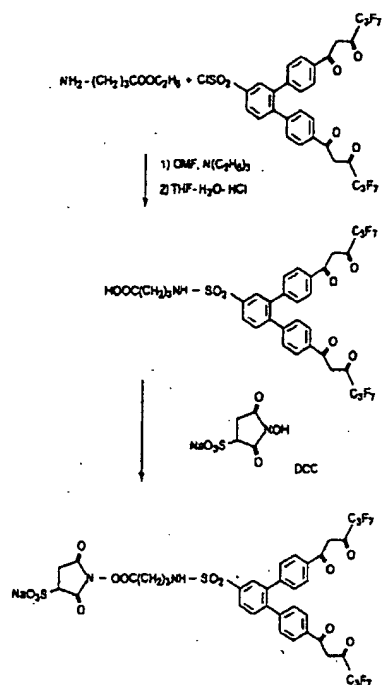
【図9】



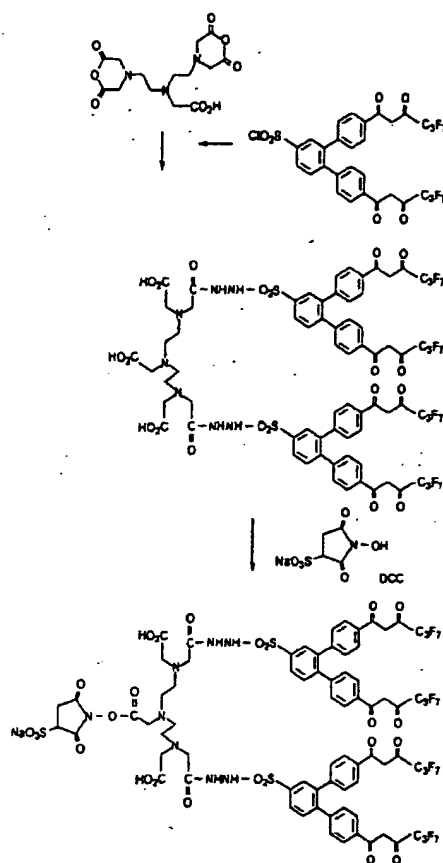
[图2]



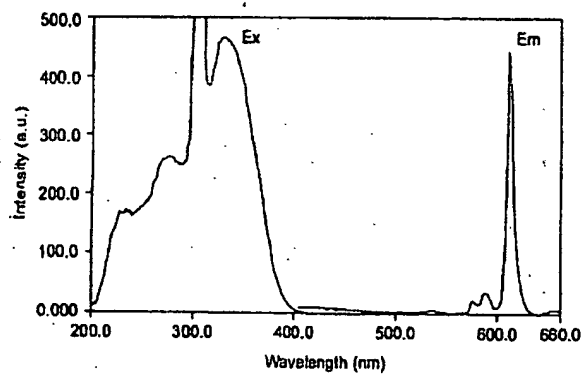
【図3】



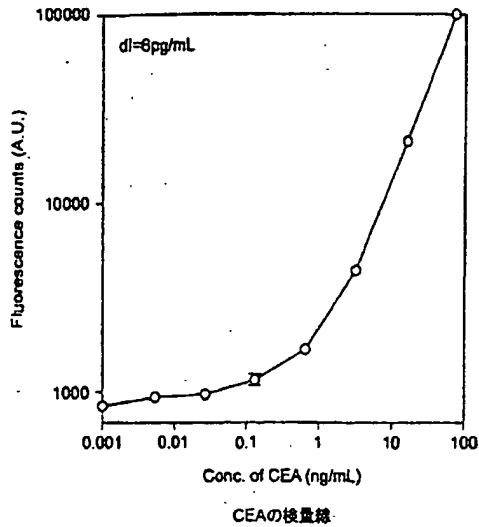
【図4】



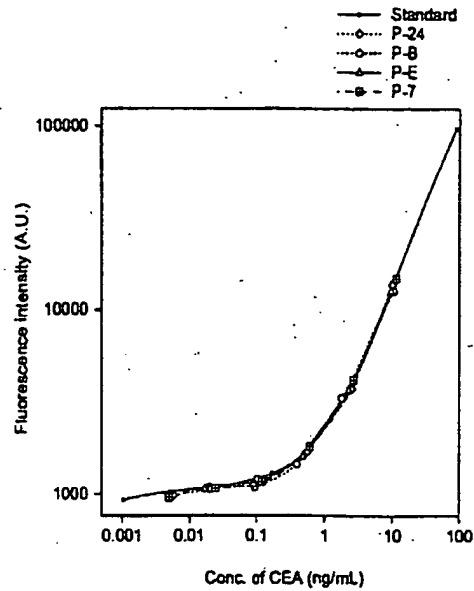
【图5】



【図6】

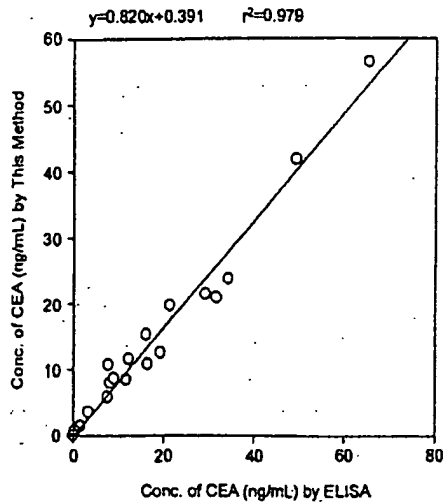


【図7】



血清サンプルと標準サンプルの検量線の比較

【図8】



エンザイム免疫アッセイとの相関性

フロントページの続き

(51) Int. Cl.⁷
C 07 D 207/416
C 07 F 5/00

識別記号

F I
C 07 D 207/416
C 07 F 5/00

7-73-1 (参考)

D

(24) 00-111480 (P2000-1158)

Fターム(参考) 2G054 AA06 CA21 CA22 CA23 CE01

CE10 EA03

4C069 AC31 AC32 BB02 BB17 BB34

BC12 BC18

4H006 AA03 AB92

4H048 AA03 AB92 VA11 VA20 VA30

VA32 VA40 VA42 VA70 VB10

**This Page is Inserted by IFW Indexing and Scanning
Operations and is not part of the Official Record**

BEST AVAILABLE IMAGES

Defective images within this document are accurate representations of the original documents submitted by the applicant.

Defects in the images include but are not limited to the items checked:

- ☐ **BLACK BORDERS**
- ☐ **IMAGE CUT OFF AT TOP, BOTTOM OR SIDES**
- ☐ **FADED TEXT OR DRAWING**
- ☒ **BLURRED OR ILLEGIBLE TEXT OR DRAWING**
- ☐ **SKEWED/SLANTED IMAGES**
- ☐ **COLOR OR BLACK AND WHITE PHOTOGRAPHS**
- ☐ **GRAY SCALE DOCUMENTS**
- ☐ **LINES OR MARKS ON ORIGINAL DOCUMENT**
- ☐ **REFERENCE(S) OR EXHIBIT(S) SUBMITTED ARE POOR QUALITY**
- ☐ **OTHER:** _____

IMAGES ARE BEST AVAILABLE COPY.

As rescanning these documents will not correct the image problems checked, please do not report these problems to the IFW Image Problem Mailbox.